СПРАВОЧНИК

ЛАБОРАТОРНЫЕ ИССЛЕДОВАНИЯ В ВЕТЕРИНАРИИ

БАКТЕРИАЛЬНЫЕ ИНФЕКЦИИ

gost.e-ecolog.ru

СПРАВОЧНИК

•

ЛАБОРАТОРНЫЕ ИССЛЕДОВАНИЯ В ВЕТЕРИНАРИИ

•

БАКТЕРИАЛЬНЫЕ ИНФЕКЦИИ

Под редакцией Б. И. АНТОНОВА

МОСКВА АГРОПРОМИЗДАТ 1986

ББК 48.73
Л 12
УДК 619:616.9—08 (031)

Составители: *Б. И. Антонов, В. В. Борисова, П. М. Волкова, Л. П. Каменева, Л. В. Кошеленко, Г. А. Михальский, В. В. Поповцев, Л. И. Прянишникова, В. Е. Храпова*

Л 12 **Лабораторные** исследования в ветеринарии. Бактериальные инфекции: Справочник/Сост. Б. И. Антонов, В. В. Борисова, П. М. Волкова и др.; Под ред. Б. И. Антонова.— М.: Агропромиздат, 1986.— 352 с.

В книге даны методы лабораторных исследований патологического материала с целью определения возбудителя инфекционной болезни. Они изложены по единой схеме: бактериологические и бактериоскопические исследования, биопроба, идентификация и дифференциация возбудителей. Методы унифицированы и стандартизированы

Для ветврачей и фельдшеров, лаборантов ветеринарных лабораторий.

Л $\frac{3805020000—079}{035\ (01)—86}$ 305—86 ББК 48.73

© ВО «Агропромиздат», 1986

ПРЕДИСЛОВИЕ

В деле выполнения решений партии и правительства по дальнейшему развитию животноводства, а также задач, поставленных Продовольственной программой страны, ветеринарной службе большую помощь оказывают ветеринарные лаборатории.

Ветеринарные лаборатории осуществляют диагностику инфекционных и паразитарных болезней животных, выявляют нарушения обмена веществ в их организме, проводят исследования, направленные на предупреждение отравлений, помогая тем самым специалистам совхозов, колхозов и других хозяйств успешно осуществлять лечебно-профилактические мероприятия. От того, насколько своевременно ставится диагноз, разработаны и рекомендованы профилактические и лечебные меры, зависит успех ликвидации болезней, сохранность поголовья животных и повышение их продуктивности.

Последнее время в лабораториях появилось много приборов и приспособлений, облегчающих труд специалистов и позволяющих проводить исследования на более современном и качественном уровне, с большой достоверностью. В связи с этим многие ранее действовавшие методические указания переработаны.

Кроме того, ежегодно для лабораторной практики предлагаются новые методы диагностики. В отечественной и зарубежной литературе постоянно публикуется большое количество материалов о новых методах исследований, предлагаются различные модификации существующих методик, вводятся дополнительные диагностические тесты.

Ветеринарные лаборатории в своей работе не могут использовать всего многообразия имеющихся в литературе методов исследования или из-за того, что они недостаточно апробированы, или из-за сложности применяемого оборудования. Иногда методы, предлагаемые различными авторами, при определении одних и тех же показателей дают несовпадающие результаты.

В связи с этим в справочник включены методы лабораторных исследований патологического материала, получаемого от больных, убитых или павших сельскохозяйственных животных, апробированные Центральной ветеринарной лабораторией и утвержденные Главным управлением ветеринарии Министерства сельского хозяйства СССР. Книга содержит методические указания по диагностике инфекционных болезней бактериальной этиологии, а также методические указания по применению культур клеток в диагностических исследованиях.

Методики изложены по единой схеме: взятие и пересылка патологического материала, методы его обработки и обогащения; бактериоскопические исследования, включая световую и люминесцентную микроскопию; выделение культур возбудителей инфекционных болезней на питательных средах; заражение лабораторных животных как с целью выделения чистой культуры возбудителя, так и определения степени ее патогенности; гистологические исследования; идентификация и дифференциация возбудителей с использованием различных методов; серологические исследования для определения вида возбудителя.

Приведенные в справочнике методы лабораторных исследований унифицированы и стандартизированы. В широком смысле слова унификация и стандартизация подразумевают применение для различных исследований одних и тех же аппаратов, приборов, инструментов, посуды, реактивов, исключая, конечно, специальные методы исследования; применение стандартных (унифицированных) питательных сред и диагностикумов; разработку методических указаний по единой форме. Все это позволяет лабораторным работникам с меньшей затратой сил и средств, на высоком методическом и техническом уровне, качественно и в срок проводить диагностические исследования. Таким образом, стандартизация методов исследования явится способом наведения строгого порядка в работе ветеринарных лабораторий.

Книга предназначена для ветеринарных врачей, фельдшеров, а также лаборантов ветеринарных диагностических лабораторий.

В справочник не вошли материалы по диагностике туберкулеза, так как они пересматриваются и дополняются, поэтому их публикация будет осуществлена в последующих изданиях.

Методические указания по лабораторной диагностике контагиозного метрита лошадей

(Утверждены Главным управлением ветеринарии Минсельхоза СССР 24 декабря 1984 г.)

1. Общие положения.

1.1. Контагиозный метрит лошадей (КМЛ) — инфекционная болезнь лошадей и других однокопытных, характеризующаяся острым или хроническим воспалением эндометрия, слизистой оболочки шейки матки и влагалища, вызываемая бактерией Гемофилюс эквигениталис.

Для роста на искусственных питательных средах нуждается в специфическом ростовом факторе (X-фактор), который содержится в крови животных и в гемине (солянокислый гематин).

1.2. Предварительный лабораторный диагноз на контагиозный метрит лошадей устанавливают на основании результатов серологических исследований, окончательный — по результатам бактериологических исследований.

1.3. Материалом для бактериологического исследования от нежеребых кобыл служит слизь из шейки матки, взятая в период половой охоты, от жеребых кобыл — слизь из клиторной ямки; от жеребцов — слизь из уретрального канала.

1.4. Для серологического исследования направляют свежую или консервированную сыворотку крови лошади.

2. Отбор материала для исследования.

2.1. Перед взятием проб слизи у кобыл область промежности и вульву обмывают антисептическим раствором (водный раствор перманганата калия 1 : 1000) и тщательно осушают стерильными салфетками.

При взятии проб от нескольких кобыл нужно иметь как минимум два влагалищных зеркала с осветителями; перед использованием зеркала стерилизуют в кипящей воде, охлаждают и смазывают стерильным вазелиновым маслом.

2.2. При получении проб цервикальной слизи стерильную полистироловую осеменительную пипетку соединяют со шприцем при помощи резиновой трубки длиной 2—3 см и набирают 2 мл стерильного физиологического раствора. Пипетку вводят через зеркало в канал шейки матки на глубину 2—3 см, впрыскивают раствор и насасывают его обратно вместе с маточно-цервикальной слизью. Пипетка не должна касаться слизистой оболочки влагалища. Пробу сливают в пробирку с 3 мл стерильного физиологического раствора.

Для этой цели можно пользоваться приборами, употребляемыми при получении половой слизи от коров (Павловского, Жабоедова), или шприцем-катетером для искусственного осеменения коров.

2.3. От жеребых кобыл во избежание аборта слизь из шейки матки не берут. Пробы слизи из клиторной ямки отбирают с помощью небольшого стерильного марлевого тампона (без помощи зеркала). Тампон помещают в пробирку с 3 мл стерильного физиологического раствора.

2.4. От жеребцов пробы слизи берут небольшим стерильным марлевым тампоном из уретрального канала с помощью пинцета. Головку пениса предварительно обмывают теплой водой с мылом. Тампон помещают в пробирку с 3 мл стерильного физиологического раствора.

2.5. Пробирки с пробами слизи в термосе со льдом доставляют с нарочным в лабораторию не позднее чем через 3—4 ч с момента взятия.

2.6. Кровь у лошадей берут из яремной вены в объеме 2—3 мл. После отстаивания сыворотку сливают в пробирку и направляют в свежем, консервированном сухой борной кислотой (2% к объему) или 0,5%-ным раствором фенола виде.

3. Серологическая диагностика.

3.1. Серологическая диагностика контагиозного метрита лошадей заключается в выявлении специфических антител в сыворотке крови больных животных в реакции агглютинации (РА).

3.2. *Компоненты реакции.*

3.2.1. Для РА необходимы следующие компоненты:

антиген КМЛ для РА (выпускает Всесоюзный научно-исследовательский институт экспериментальной ветеринарии им. Я. Р. Кова-

ленко, Москва, 109472, Кузьминки, ВИЭВ) представляет собой суспензию убитых микробных клеток возбудителя КМЛ в формалинизированном (0,25% формалина) физиологическом растворе, содержащую в 1 мл 10 млрд. микробных тел. Диагностикум хранят в холодильнике при 2—4°С. Срок годности 12 мес. Антиген, подвергшийся замораживанию, для применения непригоден.

При хранении антигена на дне флакона образуется осадок белого цвета, который при встряхивании легко разбивается. При обнаружении плесени, посторонних примесей флакон бракуют;

испытуемые свежие или консервированные сыворотки крови лошадей. Гемолизированные или проросшие сыворотки для исследования непригодны;

позитивная неадсорбированная сыворотка КМЛ с заведомо известным титром в РА (прилагается к диагностикуму);

негативная сыворотка крови (здоровой лошади, прилагается к диагностикуму);

3%-ный раствор хлорида натрия (pH 7,2—7,4).

3.3. *Постановка реакции.*

3.3.1. Реакцию агглютинации ставят с двумя разведениями сыворотки — 1 : 20 и 1 : 40 в объеме 1 мл.

3.3.2. Для исследования каждой испытуемой сыворотки требуется три пробирки. В первой пробирке готовят основное разведение сыворотки (1 : 20). Для этого берут 0,2 мл испытуемой сыворотки и добавляют к ней 3,8 мл 3%-ного раствора хлорида натрия. Затем, пропуская вторую пробирку, в третью вносят градуированной пипеткой 1 мл 3%-ного раствора хлорида натрия. После этого из первой пробирки переносят во вторую и третью по 1 мл основного разведения сыворотки (1 : 20). Из третьей пробирки после смешивания 1 мл удаляют.

При массовом исследовании для разведения сыворотки крови и внесения компонентов реакции рекомендуется пользоваться аппаратом Флоринского.

3.3.3. Флакон с антигеном тщательно встряхивают до получения однородной взвеси, после чего его вскрывают и антиген в объеме 0,1 мл вносят во все пробирки второго и третьего рядов.

В пробирки первого ряда антиген не вносят, они служат контролем качества сыворотки. Наличие в испытуемой сыворотке хлопьев фибрина, эритроцитов и посторонних примесей указывает на ее непригодность к исследованию, и результаты реакции в таких случаях не учитывают.

3.3.4. После добавления антигена к испытуемым и контрольным сывороткам штатив с пробирками встряхивают и ставят в термостат при температуре 37—38°С на 15—20 ч, затем выдерживают 3—4 ч при комнатной температуре, после чего проводят учет реакции.

3.3.5. при каждой постановке РА одновременно с испытуемыми сыворотками ставят контроли:

с позитивной сывороткой КМЛ в разведении до ее предельного титра;

с негативной сывороткой крови в тех же разведениях, что и испытуемые;

контроль на спонтанную агглютинацию (1 мл 3%-ного раствора хлорида натрия + 0,1 мл антигена).

3.4. *Учет результатов.*

3.4.1. Учет реакции агглютинации проводят макроскопически и оценивают в крестах по следующей схеме:

(++++) — полное просветление столбика жидкости и наличие рыхлого осадка на дне пробирки в виде зонтика. При осторожном встряхивании осадок легко разбивается на рыхлые волокнистые хлопья или комочки (100%-ная агглютинация);

(+++) — неполное просветление жидкости и хорошо выраженный зонтик (75%-ная агглютинация);

(++) — просветление жидкости и зонтик выражены умеренно (50%-ная агглютинация);

(+) — жидкость мутная, зонтик выражен очень слабо (25%-ная агглютинация);

(—) — жидкость равномерно мутная, на дне пробирки виден осадок антигена в виде точки.

3.4.2. Титром антител считают последнее разведение сыворотки, в котором отмечена агглютинация с оценкой не ниже чем на два креста.

3.4.3. Учет реакции проводят только при получении четких результатов в контролях:

положительный результат с позитивной сывороткой в разведении до ее предельного титра, указанного на этикетке;

отрицательный результат с негативной сывороткой крови в обоих разведениях;

отсутствие спонтанной агглютинации антигена в 3%-ном растворе хлорида натрия.

3.5. *Диагностическая оценка РА.*

3.5.1. Реакцию оценивают:

положительно — при наличии агглютинации не ниже чем на три креста в разведении сыворотки 1 : 40;

сомнительно — при наличии агглютинации не ниже чем на два креста в разведении сыворотки 1 : 20 или на один-два креста при разведении сыворотки 1 : 40;

отрицательно — при отсутствии агглютинации или агглютинации в разведении сыворотки 1 : 20 с оценкой в один крест.

3.5.2. При получении положительных или сомнительных результатов по серологии проводят бактериологическое исследование материала от этого же животного.

3.6. Срок серологического исследования — 4 дня.

4. Бактериологическая диагностика.

4.1. Исследование патологического материала включает микроскопию мазков, приготовленных из присланного материала, выделение чистой культуры и идентификацию возбудителя.

4.2. Микроскопическое исследование.

4.2.1. Пробы слизи тщательно встряхивают, тампоны отжимают и удаляют. На обезжиренное предметное стекло наносят каплю суспензии и распределяют ее по стеклу. Мазок высушивают на воздухе, фиксируют над пламенем и окрашивают по Граму.

В мазках из материала возбудитель имеет вид мелких грамотрицательных, иногда биполярно окрашенных коротких палочек.

4.3. Бактериологическое исследование.

4.3.1. Для выделения культуры возбудителя контагиозного метрита лошадей готовят специальную питательную среду — шоколадный агар, приготовленный на основе агара Мартена, перевара Хоттингера или МПА (см. приложение). Для подавления роста контаминирующей микрофлоры в среду добавляют 200 мкг/мл стрептомицина. Для выявления стрептомициноустойчивых штаммов параллельно проводят посев на среду без стрептомицина.

4.3.2. Посевы из исходного материала делают одновременно на две чашки шоколадного агара, две чашки шоколадного агара со стрептомицином и на обычные питательные среды (МПБ и МПА) для контроля.

Перед посевом чашки с шоколадным агаром делят на 3—4 сектора, 2—3 капли материала вносят в первый сектор и стерильным шпателем равномерно распределяют по его поверхности, затем этим же шпателем делают посевы во втором и в остальных секторах. По одной засеянной чашке каждой среды помещают в эксикатор или микроанаэростат, где создают атмосферу, содержащую 5—10% углекислого газа, и по одной культивируют в аэробных условиях.

Все посевы инкубируют при 37—38°С в течение 10 сут, просматривая их каждые 2—3 дня.

4.3.3. На шоколадном агаре в атмосфере, содержащей 5—10% углекислого газа, Гемофилюс эквигениталис растет в виде единичных, мелких, выпуклых, округлой формы блестящих колоний от белосерого до светло-коричневого цвета. Колонии легко отделяются от среды и скользят по поверхности агара.

На МПА, МПБ и в аэробных условиях возбудитель контагиозного метрита лошадей не растет.

4.3.4. При обнаружении на агаре видимого роста изучают морфологические и культуральные свойства выделенных культур.

Возбудитель контагиозного метрита лошадей — неподвижная грамотрицательная коккобактерия, обладающая каталазной активностью и не образующая сероводород.

В мазках из культур возбудитель имеет вид полиморфных грамотрицательных палочек и нитей; при дефиците Х-фактора он приобретает коккоподобную форму.

Для определения каталазной активности на поверхность бактериальной культуры, выращенной на плотной питательной среде, наливают 0,5—1,0 мл 3%-ного свежеприготовленного раствора перекиси водорода. Положительным результатом считают появление пузырьков газа в течение 5—10 мин.

Образование сероводорода определяют с помощью полоски фильтровальной бумаги, пропитанной раствором уксуснокислого свинца (20 г уксуснокислого свинца и 1 г бикарбоната натрия растворяют в 100 мл дистиллированной воды).

Культуру возбудителя засевают уколом в ПЖА с дефибринированной кровью (см. приложение). Индикаторную бумажку закладывают под пробку в засеянную пробирку так, чтобы нижний конец был на расстоянии 0,3—0,5 см от поверхности среды. Посевы инкубируют в условиях повышенного содержания углекислого газа при 37—38°С в течение 5—10 дн. При образовании сероводорода полоска бумаги приобретает черно-бурый цвет.

Подвижность определяют общепринятым методом.

4.4. Срок бактериологического исследования — 20 дн.

5. Лабораторный диагноз на контагиозный метрит лошадей считают установленным при выделении культуры со свойствами, характерными для возбудителя этой болезни.

Приложение

Приготовление питательных сред

Шоколадный агар. К расплавленному и охлажденному до 80—90°С агару Мартена, Хоттингера или МПА добавляют 5—10% сте-

рильной дефибринированной крови лошади, барана или крупного рогатого скота. После тщательного перемешивания и охлаждения агара до 50—60°С его разливают в чашки Петри. Среда пригодна для употребления при условии хранения в темноте при 4—8°С в течение 10 дн.

Шоколадный агар со стрептомицином. В 100 мл стерильной дистиллированной воды растворяют 400 мг стрептомицина. В расплавленный и охлажденный до 50—60°С шоколадный агар добавляют раствор стрептомицина (5 мл на 100 мл агара) и разливают в чашки Петри.

Полужидкий агар с дефибринированной кровью. К расплавленному и охлажденному до 45—50°С ПЖА добавляют 5—10% дефибринированной крови, тщательно перемешивают и разливают по пробиркам.

Добавление различных компонентов в питательные среды проводят в стерильных условиях (боксах).

ПРЕДМЕТНЫЙ УКАЗАТЕЛЬ

Агар глюкозо-кровяной 227
— дрожжевой 27
— картофельный 82
— кровяной 230
— молочно-солевой 228
— мясо-пептонный печеночно-глюкозо - глицериновый (МППГГА) 82
— печеночно-аминопептидный 85
— печеночно-глюкозо-глицериновый (ПГГА) 82
— плотный печеночно-сывороточный 85
— полужидкий печеночно-сывороточный 85
— полужидкий с дефибринированной кровью 248
— сывороточно-декстрозный 85
— шоколадный 239

Бульон глюкозо-сывороточный 227
— дрожжевой 27
— мясо-пептонный печеночный (МППБ) 82
— печеночно-глюкозо-глицериновый 82
— с желчью 10%-ный 186, 227
— 40%-ный 230

Вода мясная 82
— печеночная 82
Выбор питательных сред 271

Гель агаровый 1%-ный 31

Дезагрегация ткани 314

Жидкость Карнуа 309

Индикатор для определения анаэробных условий 39

Консервирующая смесь глицериновая 185
— — фосфатная буферная 185

Лизис желчью 225

Метод выявления капсулообразования 13, 14
— определения вирулентности сибиреязвенных культур 14
— флуоресцирующих антител (МФА) 180
Молоко с метиленовым синим 228
— с 0,02%-ным метиленовым синим 230

Обнаружение индола 217
Окраска мазков гематоксилин-эозином 309
— — по Козловскому 81
— — по методу Гинса 239
— — по Романовскому — Гимзе 309
— — по Стампу 81
— — по Фельгену 309
— — по Шуляку — Шину 82
Определение гемолитической активности 8
— концентрации углекислого газа 85

Получение и подготовка эритроцитов барана для постановки РСК и РДСК 86
Приготовление индикаторных бумажек 187

Раствор антибиотиков 272
— веронал-мединаловый буферный 329
— версена 282
— гидролизата лактоальбумина 0,5%-ный 283
— гидролизата мышечных белков 0,3%-ный 282
— глицерина 216
— двууглекислого натрия 282
— двухромовокислого калия 279
— полиэтиленгликоля 326
— Тироде 281
— трипсина 283
— уксусной кислоты 282

— физиологический хлорида натрия с добавлением ионов магния и кальция (для постановки РСК и РДСК) 86
— Хенкса 281
— хлорида натрия фенолезированные для РА 86
Реактив биуретовый 328
— йодистый калий 328
Реакция диффузной преципитации в геле 333
— с метилротом 218
— нейтрализации с целью выявления антител к вирусу инфекционного ринотрахеита и вирусной диареи 332
— непрямой гемагглютинации (РПГА) 332
— преципитации 8
— связывания комплемента (РСК) 334
— торможения гемагглютинации (РТГА) 332
— Фогеса — Проскауэра 218
— Эрлиха 181
— метиленового синего 226

Среда Биттера с рамнозой 187
— водно-сывороточная 145
— дифференциальная висмут-сульфат-агар 186
— — Левина 186
— — Плоскирева 186
— — трехуглеводная с мочевиной 186
— — Эндо 186
— для обнаружения сероводорода 216
— для определения способности бактерий расщеплять мочевину 218
— для посева по Свену — Гарду 187
— Дюбуа — Смита 90
— Заксе 243
— Игла 282, 324
— из гидролизата мышцы сердца крупного рогатого скота 252
— из куриного мяса 260
— Кларка 218
— Клиглера 217
— комбинированная Олькеницкого 216
— Мартена 251, 260
— плотная ВИЭВ для изоляции кампилобактерий 125, 126
— сафранино-железо-новобиоциновая 123, 124
— Симмонса 216
— с лактозой 252
— с повышенным содержанием лактозы 187
— с теллуритом калия 228
— триптический перевар бычьего сердца 337
— Ферворта — Вольфа в модификации С. И. Тарасова 146
— Флетчера 146
— 6,5%-ного хлорида натрия 228
— Хоттингера 259
— Эдварда 258
— энтерококковая дифференциально-диагностическая 228
Среды индикаторные с амидочерным 168
— — с конгоротом 168
— — с лакмусом 167
— — с метилротом 167
— — с нейтральротом и метиленовой синью 167
— — обогащения Кауфмана 186
— — Киллиана 186
— — Мюллера 186
— — селенитовая 185
— плотные питательные 252

Тест «жемчужного ожерелья» 6,7
Фаготипирование 17—28
Экстракт дрожжевой 252
Эритрит-агар 85

СОДЕРЖАНИЕ

Предисловие 3
Методы диагностики бактериальных инфекций 5
Сибирская язва 5
Методические указания по лабораторной диагностике сибирской язвы 5
Методические указания по обнаружению возбудителя сибирской язвы в сырье животного происхождения и объектах внешней среды 9
Временное наставление по применению сибиреязвенного бактериофага «К» ВИЭВ для определения возбудителя сибирской язвы 17
Временное наставление по применению сибиреязвенного фага «Гамма-МВА» для определения возбудителя сибирской язвы 28
Временные методические указания по постановке реакции диск-преципитации при диагностике сибирской язвы и идентификации ее возбудителя 29
Наставление по исследованию кожевенного и мехового сырья на сибирскую язву реакцией преципитации 31
Эмфизематозный карбункул 37
Методические указания по лабораторной диагностике эмфизематозного карбункула 37
Злокачественный отек 40
Методические указания по лабораторным исследованиям на злокачественный отек животных 40
Брадзот овец 44
Методические указания по лабораторной диагностике брадзота овец 44
Инфекционная энтеротоксемия животных и анаэробная дизентерия ягнят 48
Методические указания по лабораторной диагностике инфекционной энтеротоксемии животных и анаэробной дизентерии ягнят 48
Столбняк 52
Методические указания по лабораторной диагностике столбняка 52
Ботулизм 53
Методические указания по лабораторной диагностике ботулизма 53
Некробактериоз 56
Методические указания по лабораторной диагностике некробактериоза 56
Копытная гниль овец и коз 58
Приложение к «Инструкции по профилактике и ликвидации копытной гнили овец и коз» 58

Временные методические указания по обнаружению возбудителя копытной гнили в патологическом материале от больных овец с помощью непрямого метода иммунофлуоресценции 59
Бруцеллез 60
Наставление по диагностике бруцеллеза животных . . . 60
Паратуберкулез 89
Наставление по диагностике паратуберкулезного энтерита (паратуберкулеза) крупного рогатого скота 89
Методика обнаружения в патологическом материале возбудителей туберкулеза и паратуберкулеза методом люминесцентной микроскопии 92
Временное наставление по постановке реакции связывания комплемента для диагностики паратуберкулеза крупного рогатого скота и овец с антигеном Сибирского научно-исследовательского ветеринарного института 94
Сап 104
Методические указания по лабораторной диагностике сапа 104
Кампилобактериоз (вибриоз) 112
Извлечение из временной инструкции по диагностике, профилактике и ликвидации вибриоза крупного рогатого скота и овец 112
Наставление по применению вибриозных агглютинирующих моноспецифических сывороток 116
Наставление по применению кампилобактериозных (вибриозных) люминесцирующих сывороток при лабораторной диагностике кампилобактериоза (вибриоза) животных 120
Рекомендации Центральной ветеринарной лаборатории по приготовлению и применению сафранино-жел зо-новобиоциновой среды (СЖН) при лабораторной диагностике вибриоза 123
Временные рекомендации Центральной ветеринарной лаборатории по приготовлению и применению плотной среды ВИЭВ для изоляции кампилобактерий 125
Наставление по применению кампилобактериозного (вибриозного) антигена для реакции агглютинации с вагинальной слизью (РАВС) 126
Лептоспироз 128
Методические указания по лабораторной диагностике лептоспироза животных 128
Методические указания по применению групповых агглютинирующих лептоспирозных сывороток 146
Методические указания по применению флуоресцирующего глобулина для диагностики лептоспироза 148
Листериоз 151
Наставление по лабораторной диагностике листериоза животных 151
Методические указания по применению набора лиофилизированных бактериофагов для идентификации возбудителя листериоза 169
Рожа свиней 170
Методические указания по лабораторным исследованиям на рожу свиней 170
Наставление по применению сухих рожистых люминесцирующих сывороток (для прямого метода иммунофлуоресценции) 173

Пастереллез 175
Наставление по лабораторной диагностике пастереллеза птиц 175
Сальмонеллезы 177
Методические указания по бактериологической диагностике сальмонеллезов животных 177
Наставление по применению наборов сывороток сальмонеллезных О-комплексных и монорецепторных О- и Н-агглютинирующих для экспресс-идентификации сальмонелл в РА на стекле 192
Наставление по применению комплексной и групповых сальмонеллезных флуоресцирующих сывороток (для прямого метода иммунофлуоресценции) 195
Временная методика серологической диагностики сальмонеллеза овец в реакции непрямой (пассивной) гемагглютинации (РНГА) 205
Наставление по применению серогрупповых антигенов и сывороток B, C_1 и D_1 для диагностики сальмонеллеза в пробирочной реакции агглютинации (РА) 207
Колибактериоз 209
Методические указания по бактериологической диагностике колибактериоза (эшерихиоза) животных 209
Наставление по применению агглютинирующих О-колисывороток 218
Диплококковые заболевания 221
Методические указания по лабораторным исследованиям на пневмококковую (диплококковую) инфекцию животных 221
Стрептококкозы сельскохозяйственных животных 224
Методические указания по лабораторной диагностике стрептококкоза животных 224
Методические указания по лабораторной диагностике стрептококковой септицемии птиц 228
Методические указания по лабораторной диагностике стрептококкового полиартрита ягнят 230
Методические указания по лабораторной диагностике мыта 233
Псевдомоноз 235
Временное наставление по применению набора О-агглютинирующих сывороток для диагностики псевдомоноза 235
Гемофилезы 237
Временные методические указания по лабораторной диагностике гемофилезного полисерозита свиней 237
Временные методические указания по лабораторной диагностике гемофилезной плевропневмонии свиней 240
Методические указания по лабораторной диагностике контагиозного метрита лошадей 243
Микоплазмозы 248
Методические указания по лабораторной диагностике инфекционной агалактии овец и коз 248
Методические указания по лабораторной диагностике инфекционной плевропневмонии коз 253
Наставление по диагностике респираторного микоплазмоза птиц 257
Реакция агглютинации для диагностики респираторного микоплазмоза птиц с цельной кровью (ККРА) и сывороткой крови (СКРА) 264

Наставление по постановке РСК при перипневмонии крупного рогатого скота 265
Дизентерия свиней 268
Методические указания по лабораторным исследованиям на дизентерию свиней, вызываемую трепонемой 268
Методические указания по определению чувствительности к антибиотикам возбудителей инфекционных болезней сельскохозяйственных животных 270
Методические указания по применению культур клеток в диагностических исследованиях 279
Методические рекомендации по получению, культивированию и использованию в научных и производственных ветеринарных лабораториях первичных, перевиваемых и диплоидных культур клеток животного происхождения 279
Наставление по применению гидролизата мышечных белков ферментативного сухого (ФГМ-С) для питательных сред тканевых культур 298
Рекомендации по профилактике, диагностике контаминирования культур клеток микроорганизмами и меры по их деконтаминации 299
Методические указания по получению и применению в вирусологической практике перевиваемых линий клеток из лимфоидных органов крупного рогатого скота и почек теленка 314
Методические рекомендации по очистке сыворотки крови крупного рогатого скота, используемой для культивирования клеточных культур 326
Временное наставление по получению, контролю и использованию сыворотки крови животных для культивирования клеток и вирусологических исследований 337
Предметный указатель 347

ЛАБОРАТОРНЫЕ ИССЛЕДОВАНИЯ В ВЕТЕРИНАРИИ:
Бактериальные инфекции

Составители: *Борис Иванович Антонов, Валерия Валентиновна Борисова, Галина Михайловна Волкова* и др.

Заведующий редакцией *В. Г. Федотов.* Редактор *В. Н. Сайтаниди.* Художник *А. И. Бершачевская.* Художественный редактор *М. Д. Северина.* Технический редактор *Е. В. Соломович.* Корректоры *Н. Я. Туманова, Т. Н. Бобрикова, М. В. Писарева*

ИБ № 4308

Сдано в набор 13.06.85. Подписано к печати 06.12.85. Т-22156. Формат 84×108¹/₃₂. Бумага тип. № 3. Гарнитура литературная. Печать высокая. Усл. печ. л. 18,48. Усл. кр.-отт. 18,48. Уч.-изд. л. 27,27. Изд. № 360 Тираж 29000 экз. Заказ № 419 . Цена 1 р. 40 к.

Ордена Трудового Красного Знамени ВО «Агропромиздат», 107807, ГСП, Москва, Б-53, ул. Садовая-Спасская, 18

Набрано в ордена Октябрьской Революции и ордена Трудового Красного Знамени МПО «Первая Образцовая типография имени А. А. Жданова» Союзполиграфпрома при Государственном комитете СССР по делам издательств, полиграфии и книжной торговли: 113054, Москва, Валовая, 28

Отпечатано с матриц во Владимирской типографии Союзполиграфпрома при Государственном комитете СССР по делам издательств, полиграфии и книжной торговли, 600000, г. Владимир, Октябрьский проспект, д. 7.

gost.e-ecolog.ru